26.08.03

日本国特許原序CT/PTO

09 FEB 2005

REC'D 10 OCT 2003

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日
Date of Application:

2002年 8月27日

出 願 番 号 Application Number:

特願2002-247298

[ST. 10/C]:

[JP2002-247298]

出 願 人 Applicant(s):

中外製薬株式会社

PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office 2003年 9月26日

今井康



Best Available Copy

【書類名】

特許願

【整理番号】

020797

【提出日】

平成14年 8月27日

【あて先】

特許庁長官 殿

【国際特許分類】

A61K

【発明者】

【住所又は居所】

東京都豊島区高田3丁目41番8号 中外製薬株式会社

内

【氏名】

谷川 雅彦

【発明者】

【住所又は居所】

東京都豊島区高田3丁目41番8号 中外製薬株式会社

内

【氏名】

大村 武史

【特許出願人】

【識別番号】

000003311

【氏名又は名称】 中外製薬株式会社

【代理人】

【識別番号】

100089705

【住所又は居所】

東京都千代田区大手町二丁目2番1号 新大手町ビル2

06区 ユアサハラ法律特許事務所

【弁理士】

【氏名又は名称】

社本 一夫

【電話番号】

03-3270-6641

【選任した代理人】

【識別番号】

100076691

【弁理士】

【氏名又は名称】 増井 忠弐 【選任した代理人】

【識別番号】 100075270

【弁理士】

【氏名又は名称】 小林 泰

【選任した代理人】

【識別番号】 100080137

【弁理士】

【氏名又は名称】 千葉 昭男

【選任した代理人】

【識別番号】 100096013

【弁理士】

【氏名又は名称】 富田 博行

【選任した代理人】

【識別番号】 100091638

【弁理士】

【氏名又は名称】 江尻 ひろ子

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 051806

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】 明細書 1

【物件名】 図面 1

【物件名】 要約書 1

【包括委任状番号】 0107764

【プルーフの要否】 要



【書類名】 明細書

【発明の名称】 タンパク質溶液製剤の安定化方法

【特許請求の範囲】

【請求項1】磁力線下にタンパク質溶液製剤を保存することを含むタンパク質溶液製剤の安定化方法。

【請求項2】磁力線強度が1ミリテスラ以上である請求項1記載の方法。

【請求項3】タンパク質が生理活性タンパク質である請求項1又は2記載の方法

【請求項4】生理活性タンパク質が、抗体、酵素、サイトカイン、ホルモンから 選択される請求項3記載の方法。

【請求項5】生理活性タンパク質が造血因子である請求項4記載の方法。

【請求項6】造血因子がエリスロポエチン又は顆粒球コロニー刺激因子である請求項5記載の方法。

【請求項7】生理活性タンパク質が抗体である請求項4記載の方法。

【請求項8】 タンパク質溶液製剤がプレフィルドシリンジである請求項1記載の方法。

【請求項9】磁力線発生装置を備えたタンパク質溶液製剤の収納容器。

【請求項10】磁力線発生装置が磁石である請求項9記載の収納容器。

【請求項11】磁力線下にタンパク質含有溶液を保存することを含むタンパク質 含有溶液の安定化方法。

【請求項12】タンパク質含有溶液がタンパク質製造バルク溶液である請求項1 1記載の方法。

【請求項13】磁力線下に保存したタンパク質バルク製造溶液から調製した安定 化タンパク質製剤。

【請求項14】安定化タンパク質製剤が溶液製剤である請求項13記載の製剤。

【請求項15】安定化タンパク質製剤が凍結乾燥製剤である請求項13記載の製剤。

【請求項16】磁力線下にタンパク質溶液製剤を保存することを含むタンパク質溶液製剤の会合体生成抑制方法。





【請求項17】 タンパク質溶液製剤の安定化のための磁力線発生装置の使用。 【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、タンパク質溶液製剤の安定化方法及びタンパク質溶液製剤の収納容器に関する。さらに詳しくは、磁力線下にタンパク質溶液製剤を保存することにより生理活性タンパク質製剤を安定化する方法及び磁力線発生装置を備えたタンパク質溶液製剤の収納容器に関する。本発明の方法及び収納容器は生理活性タンパク質の会合を抑制し、タンパク質溶液製剤の安定化に特に有用である。

[0002]

【従来の技術】

遺伝子組換え技術の発達によって、種々の生理活性タンパク質製剤が安定した 供給量で提供されるようになった。これらの生理活性タンパク質の多くは水溶液 中で会合することが知られており、これが製剤の安定性低下の主たる要因になっ ている。そこで、これらの製剤の安定性を確保するため、凍結乾燥製剤とするか 、あるいは安定性を向上させるための各種添加剤を加えたタンパク質溶液製剤の 形で提供されている。

[0003]

たとえば、安定化剤としてヒト血清アルブミンあるいは精製ゼラチンなどのタンパク質といった高分子類或いはポリオール類、アミノ酸及び界面活性剤等といった低分子類を添加することによる安定化効果が見出されている。しかしながら、タンパク質のような生体由来の高分子を安定化剤として添加することは、その安定化剤に由来するウイルス等のコンタミを除去するために非常に煩雑な工程を必要とするなどの問題があった。また、ウイルスの不活性化を目的として加熱処理を行うときに、熱ストレスによりさらに会合、凝集などの問題を生じることがあった。

[0004]

そこで、添加する安定化剤をなるべく少なくし、かつ簡便な処理によりタンパク質分子の会合を抑制できるタンパク質溶液製剤の安定化方法が求められている





【発明が解決すべき課題】

本発明の目的は、抗体、酵素、ホルモン、サイトカイン等の生理活性を有する タンパク質などの溶液状態における会合体の生成を抑制し、タンパク質溶液製剤 の安定性を向上させる方法を提供することである。

[0006]

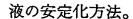
【課題を解決するための手段】

上記目的を達成するために鋭意研究した結果、本発明者らは、意外にもタンパク質溶液製剤を磁力線下におくことにより二量体などの会合体の生成を顕著に抑制できることを発見して本発明を完成した。

[0007]

すなわち、本発明は以下のものを提供する:

- (1) 磁力線下にタンパク質溶液製剤を保存することを含むタンパク質溶液製剤 の安定化方法。
 - (2) 磁力線強度が1ミリテスラ以上である前記(1)記載の方法。
- (3)タンパク質が生理活性タンパク質である前記(1)又は(2)記載の方法 。
- (4) 生理活性タンパク質が、抗体、酵素、サイトカイン、ホルモンから選択される前記(3) 記載の方法。
 - (5) 生理活性タンパク質が造血因子である前記(4) 記載の方法。
- (6) 造血因子がエリスロポエチン又は顆粒球コロニー刺激因子である前記(5) 記載の方法。
 - (7) 生理活性タンパク質が抗体である前記(4)記載の方法。
- (8) タンパク質溶液製剤がプレフィルドシリンジである前記(1)記載の安定 化方法。
 - (9) 磁力線発生装置を備えたタンパク質溶液製剤の収納容器。
 - (10) 磁力線発生装置が磁石である前記(9) 記載の収納容器。
 - (11) 磁力線下にタンパク質含有溶液を保存することを含むタンパク質含有溶



- (12) タンパク質含有溶液がタンパク質製造バルク溶液である前記(11)記載の方法。
- (13)磁力線下に保存したタンパク質バルク製造溶液から調製した安定化タンパク質製剤。
 - (14) 安定化タンパク質製剤が溶液製剤である前記(13) 記載の製剤。
 - (15) 安定化タンパク質製剤が凍結乾燥製剤である前記 (13) 記載の製剤。
- (16)磁力線下にタンパク質溶液製剤を保存することを含むタンパク質溶液製剤の会合体生成抑制方法。
 - (17) タンパク質溶液製剤の安定化のための磁力線発生装置の使用。

[0008]

【発明の実施の形態】

本発明におけるタンパク質としては生理活性タンパク質が好ましいがこれに限定されない。本発明のタンパク質溶液は医薬品に限らず、食品、化粧品などに含有されるタンパク質の安定化が求められる全てのタンパク質含有溶液の安定化方法を提供する。生理活性タンパク質は、抗体、酵素、サイトカイン、ホルモンを含むがこれに限定されない。具体的には、顆粒球コロニー刺激因子(GーCSF)、顆粒球マクロファージコロニー刺激因子(GM-CSF)、エリスロポエチン(EPO)、トロンボポエチン等の造血因子、インターフェロン、IL-1やIL-6等のサイトカイン、モノクローナル抗体やヒト型化抗体等の免疫グロブリン、組織プラスミノーゲン活性化因子(TPA)、ウロキナーゼ、血清アルブミン、血液凝固第VIII因子、レプチン、インシュリン、幹細胞成長因子(SCF)などを含むが、これらに限定されない。生理活性タンパク質の中でも、EPO、GーCSF、GM-CSF、トロンボポエチン等の造血因子が好ましく、さらに好ましくはEPO、G-CSFである。また、生理活性タンパク質としては免疫グロブリンが好ましく、さらに好ましくはモノクローナル抗体、ヒト型化抗体である。

[0009]

本発明の安定化方法に用いる生理活性タンパク質とは、哺乳動物、特にヒトの 生理活性タンパク質と実質的に同じ生物学的活性を有するものであり、天然由来



のもの、および遺伝子組換え法により得られたものを含むが、好ましいのは遺伝子組換え法により得られたものである。遺伝子組換え法による生理活性タンパク質は、大腸菌などの細菌類;イースト菌;チャイニーズハムスター卵巣(CHO)細胞、C127細胞、COS細胞などの動物由来の培養細胞などに産生せしめ、種々の方法で抽出し分離精製したものが用いられる。遺伝子組換え法によって得られるタンパク質には天然タンパク質とアミノ酸配列が同じであるもの、あるいは該アミノ酸配列の1又は複数を欠失、置換、付加したもので前記生物学的活性を有するものを含む。さらには、タンパク質はPEG等により化学修飾されたものも含む。

[0010]

生理活性タンパク質としては、例えば糖鎖を有するタンパク質が挙げられる。 糖鎖の由来としては、特に制限はないが、哺乳動物細胞に付加される糖鎖が好ま しい。哺乳動物細胞には、例えば、チャイニーズハムスター卵巣細胞(CHO細胞) 、BHK細胞、COS細胞、ヒト由来の細胞等があるが、この中でも、CHO細胞が最も 好ましい。

[0011]

例えば、生理活性タンパク質がG-CSFである場合には、G-CSFは高純度に精製されたG-CSFであれば全て使用できる。本発明におけるG-CSFは、いかなる方法で製造されたものでもよく、ヒト腫瘍細胞の細胞株を培養し、これから種々の方法で抽出し分離精製したもの、あるいは遺伝子工学的手法により大腸菌などの細菌類;イースト菌;チャイニーズハムスター卵巣(CHO)細胞、C127細胞、COS細胞などの動物由来の培養細胞などに産生せしめ、種々の方法で抽出し分離精製したものが用いられる。好ましくは大腸菌、イースト菌又はCHO細胞によって遺伝子組換え法を用いて生産されたものである。最も好ましくはCHO細胞によって遺伝子組換え法を用いて生産されたものである。さらには、PEG等により化学修飾されたG-CSFも含む(国際特許出願公開番号WO90/12874参照)。

[0012]

また、生理活性タンパク質がEPOである場合には、EPOはいかなる方法で



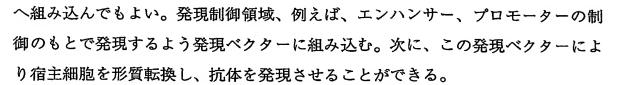
製造されたものでもよく、ヒト尿より種々の方法で抽出し、分離精製したもの、遺伝子工学的手法(例えば特開昭61-12288号)によりチャイニーズハムスター卵巣細胞(CHO)、BHK細胞、COS細胞、ヒト由来の細胞などに産生せしめ、種々の方法で抽出し分離精製したものが用いられる。さらには、PEG等により化学修飾されたEPOも含む(国際特許出願公開番号WO90/12874参照)。さらに、糖鎖のついていないEPOをPEG等により化学修飾したものも含む。また、EPOのアミノ酸配列中のN-結合炭水化物鎖結合部位もしくはO-結合炭水化物鎖結合部位において、1以上のグリコシル化部位の数を増加させるように改変したEPO類似体も含む(例えば、特開平8-151398号、特表平8-506023号参照)。さらには、糖鎖結合部位の数は変化させずに、シアル酸等の含量を増加させることにより糖鎖の量を増加させたものであってもよい。

[0013]

生理活性タンパク質がモノクローナル抗体である場合には、モノクローナル抗体はいかなる方法で製造されたものでもよい。モノクローナル抗体は、基本的には公知技術を使用し、感作抗原を通常の免疫方法にしたがって免疫し、得られる免疫細胞を通常の細胞融合法によって公知の親細胞と融合させ、通常のスクリーニング法により、モノクローナルな抗体産生細胞をスクリーニングすることによって作成できる。

[0014]

また、抗体遺伝子をハイブリドーマからクローニングし、適当なベクターに組み込んで、これを宿主に導入し、遺伝子組換え技術を用いて産生させた遺伝子組換え型抗体を用いることができる(例えば、Carl, A. K. Borrebaeck, James, W. Larrick, THERAPEUTIC MONOCLONAL ANTIBODIES, Published in the United Kingdom by MACMILLAN PUBLISHERS LTD, 1990 参照)。具体的には、ハイブリドーマのmRNAから逆転写酵素を用いて抗体の可変領域(V領域)のcDNAを合成する。目的とする抗体のV 領域をコードするDNA が得られれば、これを所望の抗体定常領域(C領域)をコードするDNA と連結し、これを発現ベクターへ組み込む。または、抗体のV 領域をコードするDNA を、抗体C 領域のDNA を含む発現ベクター



[0015]

本発明では、ヒトに対する異種抗原性を低下させること等を目的として人為的に改変した遺伝子組換え型抗体、例えば、キメラ(Chimeric)抗体、ヒト型化(Humanized)抗体などを使用できる。これらの改変抗体は、既知の方法を用いて製造することができる。キメラ抗体は、ヒト以外の哺乳動物、例えば、マウス抗体の重鎖、軽鎖の可変領域とヒト抗体の重鎖、軽鎖の定常領域からなる抗体であり、マウス抗体の可変領域をコードするDNAをヒト抗体の定常領域をコードするDNAと連結し、これを発現ベクターに組み込んで宿主に導入し産生させることにより得ることができる。

[0016]

ヒト型化抗体は、再構成(reshaped)ヒト抗体とも称され、ヒト以外の哺乳動物、たとえばマウス抗体の相補性決定領域(CDR; complementarity determining region)をヒト抗体の相補性決定領域へ移植したものであり、その一般的な遺伝子組換え手法も知られている。具体的には、マウス抗体のCDR とヒト抗体のフレームワーク領域(framework region; FR)を連結するように設計したDNA 配列を、末端部にオーバーラップする部分を有するように作製した数個のオリゴヌクレオチドからPCR 法により合成する。得られたDNA をヒト抗体定常領域をコードするDNA と連結し、次いで発現ベクターに組み込んで、これを宿主に導入し産生させることにより得られる(欧州特許出願公開番号即 239400、国際特許出願公開番号WO 96/02576参照)。CDR を介して連結されるヒト抗体のFRは、相補性決定領域が良好な抗原結合部位を形成するものが選択される。必要に応じ、再構成ヒト抗体の相補性決定領域が適切な抗原結合部位を形成するように抗体の可変領域のフレームワーク領域のアミノ酸を置換してもよい(Sato, K.et al., Cancer Res. (1993) 53, 851-856)。

[0017]

このような再構成ヒト型化抗体としてヒト型化抗ILー6レセプター抗体(h



PM-1)が好ましく例示される(国際特許出願公開番号WO92-19759を参照)。また、ヒト型化抗HM1.24抗原モノクローナル抗体(国際特許出 願公開番号WO98-14580を参照)、ヒト型化抗副甲状腺ホルモン関連ペ プチド抗体(抗PTHrP抗体)(国際特許出願公開番号WO98-13388 を参照)、ヒト型化抗組織因子抗体(国際特許出願公開番号WO99-5174 3を参照)なども本発明で使用する好ましい抗体である。

[0018]

また、ヒト抗体の取得方法も知られている。例えば、ヒトリンパ球をin vitro で所望の抗原または所望の抗原を発現する細胞で感作し、感作リンパ球をヒトミ エローマ細胞、例えばU266と融合させ、抗原への結合活性を有する所望のヒト抗 体を得ることもできる(特公平1-59878参照)。また、ヒト抗体遺伝子の全ての レパートリーを有するトランスジェニック動物を抗原で免疫することで所望のヒ ト抗体を取得することができる(国際特許出願公開番号WO 93/12227, WO 92/039 18, WO 94/02602, WO 94/25585, WO 96/34096, WO 96/33735参照)。さらに、ヒ ト抗体ライブラリーを用いて、パンニングによりヒト抗体を取得する技術も知ら れている。例えば、ヒト抗体の可変領域を一本鎖抗体(scFv)としてファージデ イスプレイ法によりファージの表面に発現させ、抗原に結合するファージを選択 することができる。選択されたファージの遺伝子を解析すれば、抗原に結合する ヒト抗体の可変領域をコードするDNA配列を決定することができる。抗原に結合 するscFvのDNA配列が明らかになれば、当該配列に基づいて適当な発現ベクター を作製し、ヒト抗体を取得することができる。これらの方法は既に衆知であり、 WO 92/01047, WO 92/20791, WO 93/06213, WO 93/11236, WO 93/19172, WO 95/0 1438, WO 95/15388を参考にすることができる。

[0019]

さらに、トランスジェニック動物等によって作製されたヒト抗体も好ましい。 さらに、抗体にはFab, (Fab')2, Fc, Fc', Fdなどの抗体断片や、1価又は2 価以上の一本鎖抗体(scFV)などの再構成したものも含む。

[0020]

本発明では、生理活性タンパク質含有試料とは、生体由来タンパク質であるか



、あるいは組換えタンパク質であるかを問わず、いかなるタンパク質を含む試料であってもよく、好ましくは、培養により得られた生理活性タンパク質を含む C H〇細胞などの哺乳動物細胞の培養培地、あるいはこれに部分的精製などの一定

[0021]

の処理を施したものをいう。

生理活性タンパク質溶液製剤は、生理活性タンパク質の他に、所望によりさらに界面活性剤、アミノ酸などの安定化剤、希釈剤、溶解補助剤、賦形剤、pH調整剤、無痛化剤、緩衝剤、含硫還元剤、酸化防止剤等を含有してもよい。これらの成分を通常使用される緩衝液中に溶解して製造される。

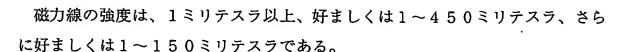
[0022]

生理活性タンパク質溶液製剤は、通常密封、滅菌されたプラスチック又はガラス製のバイアル、アンプル、注射器のような規定容量の形状の容器、ならびに瓶のような大容量の形状の容器で供給される。本発明の安定化方法は、これらのいずれの容器形状の溶液製剤にも使用できる。好ましいのはプレフィルドシリンジの溶液製剤である。

[0023]

本発明では、生理活性タンパク質の溶液製剤を磁力線下に保存する。磁力線の発生装置は磁石、半導体プロセスで製造される磁気ヘッド、微小コイルを配列して電気を流す、などが挙げられるが、これに限定されない。安価で簡便であることから、磁石を溶液製剤の容器の周囲に配置して保存するのが好ましい。本発明の実施の1態様を図1に示す。磁石の形態や配置方向については特に限定されないが、包装形態を考慮するとシート状の磁石が好ましい。また、磁力線の強さが磁石表面からの距離に依存すること、シリンジ内の薬液ができるだけ均一になるようにということを考えると、シリンジ縦軸方向に直交してSNを配置するのが好ましい(図2参照)。磁力線発生装置は収納する生理活性タンパク質溶液製剤が磁力線下におかれるように1又は複数配置する。図2に示すように、1つのシート状磁石上にシリンジを配置してもよいし、あるいは図3に示すように2つのシート状磁石の間にシリンジを配置してもよい。

[0024]



本発明はさらに、磁力線発生装置を備えた生理活性タンパク質溶液製剤の収納容器を提供する。本発明の収納容器の形状、材質は特に限定されないが、内部に上述した磁力線の発生装置並びに溶液製剤の収納部位を備えている。収納容器は収納ボックス、冷蔵庫、コンテナーなどであってよい。

[0025]

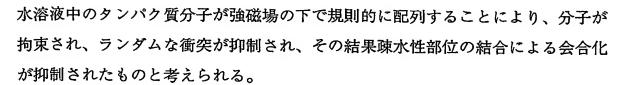
本発明はさらに、磁力線下にタンパク質バルク溶液を保存することを含むタンパク質バルク溶液の安定化方法を提供する。また、磁力線下に保存したタンパク質バルク溶液から安定化タンパク質製剤を調製することができる。安定化タンパク質製剤は溶液製剤であっても、凍結乾燥製剤であってもよい。

[0.026]

本発明の方法で保存した生理活性タンパク質溶液製剤は長期保存後も会合体の生成を抑制することが確認された。例えば、非磁力線下で40℃-2週間及び1ヵ月間加速したエリスロポエチン(EPO)注射剤(750IU)について純度試験(SDS-PAGE法)及び定量試験(液体クロマトグラフ法)にて評価した結果、純度試験において二量体の増加を認め、定量試験においてEPO含量の低下が確認された。一方、約100mTの磁力線下で40℃-2週間及び1ヵ月間加速したEPO注射剤(750IU)につき、純度試験(SDS-PAGE法)及び定量試験(液体クロマトグラフ法)にて評価した結果、40℃-1ヵ月加速品の純度試験において僅かな二量体の増加を認めたものの、その他はいずれの評価項目においても、未加速品と比べて変化を認めなかった。

[0027]

本発明者らは特定の理論に拘束されるものではないが、本発明の作用機構を以下のように考えている。すなわち、一般的にタンパク質の会合化は、タンパク質分子の疎水性部位が、熱や容器表面への衝突等の何らかの影響によってタンパク質分子の立体構造の表面に出現し、疎水性部位が互いに結合し合うことにより起こると考えられている。従って、何らかの力で水溶液中のタンパク質を拘束できればタンパク質分子のランダムな衝突を抑制できると考えられる。本発明では、



[0028]

従って、本発明の方法及び収納容器は、従来の安定化剤を添加して生理活性タンパク質製剤を安定化させるという発想とは全く異なる技術的思想に基づくものであり、簡便な方法で会合体の生成を抑制して長期保存が可能となる。本発明の方法及び収納容器を使用することにより、添加剤の使用量を少なくすることができる。

[0029]

本発明を以下の実施例によってさらに詳しく説明するが、本発明の範囲はこれに限定されない。本発明の記載に基づき種々の変更、修飾が当業者には可能であり、これらの変更、修飾も本発明に含まれる。

[0030]

【実施例】

実施例1: EPO製剤における効果

1) 試料

EPO注射用製剤(750IU) (シリンジ製剤、EPO濃度 1500IU/mL:中外製薬製)を用いた。なお、EPO注射用製剤はCHO細胞から得た組換えEPOを0.5 mLずつ含むシリンジ製剤である。

2) 試験方法

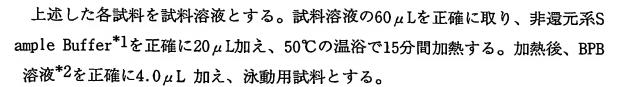
EPO注射用製剤(750IU)に磁石(約100mT)を取り付け(図1参照)、40℃ 恒温槽に2週間及び1ヵ月間保存した後に、評価を行った。

[0031]

また、非磁力線下(<lmT)において40℃-2週間及び1ヵ月間加速を行った試料及び未加速の試料を同時に評価し、未加速品に対するEPO含量の変化、二量体及びその他の類縁物質の含量変化を評価の指標とした。

3) 評価方法

3-1) 純度試験 (SDS-ゲル電気泳動法)



[0032]

泳動用試料および分子量マーカー *3 のそれぞれ $^{7.5}$ μ Lにつき、次の条件で電気泳動法により試験を行い、ウェスタンブロット法により検出する。

3-1-1) 電気泳動法

泳動装置:TEFCO社製電気泳動装置

泳動ゲル:スラブゲル [グラジェント8%-16%、15Well、厚さ 1.5mm、TEFCO製

泳動電流:25mA/枚の一定電流

泳動時間:約1.5時間

泳動 Buffer:電気泳動用緩衝液*4

3-1-2) ウェスタンブロット法

泳動後、Transfer 緩衝液*510mLにゲルを浸し、30分間平衡化する。次いで、転写装置の陽電極側にTransfer 緩衝液で浸したスポンジおよびろ紙1枚(ファーストトランスファーフィルターペーパー (20cm×10cm、ファルマシア製) を順にのせ、その上にあらかじめメタノールに約30秒間浸し、更にTransfer 緩衝液に5分間浸しておいたプロブロット膜*6をのせる。更にその上にゲルを重ね、 Transfer緩衝液に浸したろ紙1枚およびスポンジをのせ、膜側を陽電極、ゲル側を陰電極にセットする。次の条件により、プロブロット膜への転写を行い、転写後抗EP0ウサギ血清を用いてプロブロット膜を発色させる。

[0033]

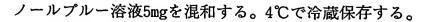
転写温度:25℃付近の一定温度

転写条件:電流65±2mA、 転写時間120分間

*1 非還元系Sample Buffer:エチレンジアミン四酢酸二ナトリウム74.48m g及びラウリル硫酸ナトリウム5.0gをTris-HCl 溶液*7 50mLに溶かす。

[0034]

*2 BPB溶液:Tris-HCl 溶液 0.625mL、濃グリセリン3.5mL及びプロムフェ



*3 分子量マーカー溶液:Prestained SDS-PAGE標準溶液 (バイオラッド製又はこれに相当するもの) [Lysozyme (分子量:20900)、 Soybean trypsin i nhibitor、(同:29100) Carbonic anhydrase (同:35500)、 Ovalbumin (同:50600)、 Bovine serum albumin (同:83000) 及びPhosphorylase B (同:101000)を含む)

*4 電気泳動用緩衝液:トリスヒドロキシメチルアミノメタン3.0g及びグリシン14.4gを水600mLに加え、これにラウリル硫酸ナトリウム1.0gを加えて溶解した後、水を加えて1000mLとする。

[0035]

*5 Transfer 緩衝液:トリスヒドロキシメチルアミノメタン6.0g及びグリシン28.8gを水600mLに加え、これにメタノール400mLを加えて溶解した後、水を加えて2000mLとする。

[0036]

*6 プロブロット膜:ポリビニリデンジフルオリドメンブランフィルター (8cm×8cm、アプライドバイオシステム製) 又はこれに相当するもの。

*7 Tris-HC1 溶液:トリスヒドロキシメチルアミノメタン3.0gを水30mLに溶かし、1mol/L塩酸試液を加えてpH6.8に調整した後、水を加えて100mLとする。 4℃で冷蔵保存する。

3-2) 定量法(液体クロマトグラフ法)

本品を試料溶液とし、EPO標準品に0.05%ポリソルベート20水溶液を加えて1500 IU/mLとしたものを標準溶液とする。

[0037]

試料溶液及び標準溶液各 $100\,\mu$ Lを正確に量り、次の条件で液体クロマトグラフ法により試験を行い、それぞれのEPOのピーク面積 A_T 及 VA_S を測定する。次式により本品のEPO含量(濃度:mg/mL)を求める。

[0038]

【式1】

EPO 含量(mg/mL)

A_T =EPO 標準品の EPO ポリペプチド相当量(mg/mL)× -----A_S

A_T: 試料溶液の EPO のピーク面積

As:標準溶液の EPO のピーク面積

液体クロマトグラフの操作条件

検出器:紫外吸光光度計 (測定波長:214nm)

カラム:内径5mm、長さ25cmのステンレス管にブチルシリル化した約5 μ mの

シリカゲルを充填する。(VYDAC 214TP54、セパレーションズグループ製)

カラム温度:室温

移動相:次のA液及びB液を用い、2液の混合グラジェントを行う。

[0039]

A液:水・アセトニトリル・トリフルオロ酢酸混液 (400:100:1)

B液:アセトニトリル・水・トリフルオロ酢酸混液 (400:100:1)

グラジェント操作:B液濃度35%でカラムを平衡化した後、試料溶液及び標準溶液を注入する。5分間B液濃度35%に保った後、15分間でB液濃度100%になるように線形グラジェントを行う。その後、2分間これを保持する。

[0040]

流量:EP0の保持時間が約18分になるように調整する。

4) 結果

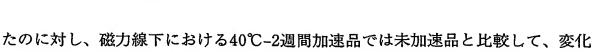
4-1) 純度試験 (SDS-PAGE法)

磁力線下で40℃-2週間及び1ヵ月間加速したEPO注射用製剤(750IU)につき、S DS-PAGE法にて評価した。

[0041]

その結果、非磁力線下における40℃-2週間加速品では二量体の増加が認められ





[0042]

は認められなかった。

また、40℃-1ヵ月加速品については、磁力線下及び非磁力線下ともに僅かな二 量体の増加を認めたものの、目視による量的な多少については判断することは困 難であった。

4-2) 定量法(液体クロマトグラフ法)

磁力線下で40℃-2週間及び1ヵ月間加速したEPO注射用製剤(750IU)につき、液体クロマトグラム法にて評価した結果を表1及び表2に示す。

[0043]

EPO含量を未加速品と比較した場合、非磁力線下における40℃-2週間加速品では含量低下を認め、残存率が96%となった。また、非磁力線下における40℃-1 カ月間加速品では顕著な含量低下を認め、残存率が93%となった。

[0044]

一方、磁力線下40℃-2週間加速品では含量の変化はほとんど認めず、40℃-1ヵ月加速品においても、残存率97%となり、試験法の精度(併行精度C.V.=1.6%)を考慮した時、何れの加速期間においても含量の変化は認められなかった。

[0045]

【表1】

表 1 40℃-2 週間加速品のEPO残存率

	磁束線密度	EPO濃度 (of label)	残存率(%)
未加速品	<1mT	93.8%	100.0%
40℃-2週間	<1mT	89.7%	95.6%
40℃-2週間	100mT	93.7%	99.9%

[0046]



表 2 40℃-1ヵ月間加速品のエポエチン ベータ残存率

	磁束線密度	EPO濃度 (of label)	残存率(%)
未加速品	<1mT	93.9%	100.0%
40℃-1ヵ月	<1mT	87.5%	93.1%
40°C−1ヵ月	100mT	91.4%	97.3%

【図面の簡単な説明】

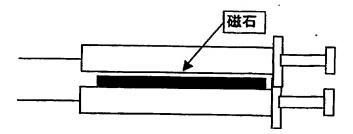
【図1】 磁力線下におけるEPO注射製剤の加速試験を示す模式図である。

【図2】 本発明の方法で溶液製剤を保存する1態様である。 a は側面図、 b は上面図である。

【図3】 本発明の方法で溶液製剤を保存する1態様の側面図である。

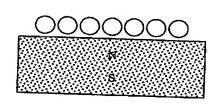


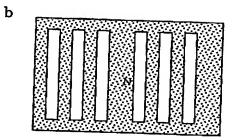
[図1]



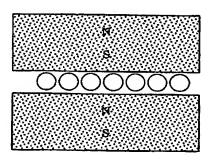
【図2】

а

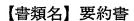




【図3】







【要約】

【課題】抗体、酵素、ホルモン、サイトカイン等の生理活性を有するタンパク質の溶液状態における会合体の生成を抑制し、タンパク質溶液製剤の安定性を向上させる方法を提供する。

【解決手段】磁力線下にタンパク質溶液製剤を保存することを含むタンパク質溶液製剤の安定化方法及び磁力線発生装置を備えたタンパク質溶液製剤の収納容器

【選択図】なし

特願2002-247298

出願人履歴情報

識別番号

[000003311]

1. 変更年月日 [変更理由] 1990年 9月 5日

新規登録

住 所 氏 名 東京都北区浮間5丁目5番1号

中外製薬株式会社